



DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIEE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS (PCT)

(51) Classification internationale des brevets 5 : C12N 15/00, 15/57		A1	(11) Numéro de publication internationale: WO 91/02056 (43) Date de publication internationale: 21 février 1991 (21.02.91)
<p>(21) Numéro de la demande internationale: PCT/FR90/00606</p> <p>(22) Date de dépôt international: 9 août 1990 (09.08.90)</p> <p>(30) Données relatives à la priorité: 89/10720 9 août 1989 (09.08.89) FR</p> <p>(71) Déposant (<i>pour tous les Etats désignés sauf US</i>): TRANSGENE S.A. [FR/FR]; 16, rue Henri-Régnault, F-92400 Courbevoie (FR).</p> <p>(72) Inventeurs; et</p> <p>(75) Inventeurs/Déposants (<i>US seulement</i>): JALLAT, Sophie [FR/FR]; 8, quai Mathis, F-67000 Strasbourg (FR). MEULIEN, Pierre [FR/FR]; 137, avenue de Tolbiac, F-75013 Paris (FR). PAVIRANI, Andréa [FR/FR]; 13, avenue du Général-de-Gaulle, F-67000 Strasbourg (FR). PERRAUD, Frédéric [FR/FR]; 6, rue de Rome, F-67000 Strasbourg (FR).</p>		<p>(74) Mandataire: MARTIN, Jean-Jacques; Cabinet Régimbeau, 26, avenue Kléber, F-75116 Paris (FR).</p> <p>(81) Etats désignés: AT (brevet européen), BE (brevet européen), CA, CH (brevet européen), DE (brevet européen)*, DK (brevet européen), ES (brevet européen), FR (brevet européen), GB (brevet européen), IT (brevet européen), JP, LU (brevet européen), NL (brevet européen), SE (brevet européen), US.</p> <p>Publiée <i>Avec rapport de recherche internationale. Avant l'expiration du délai prévu pour la modification des revendications, sera republiée si de telles modifications sont reçues.</i></p>	
<p>(54) Title: CELL LINEAGES EXPRESSING A BIOLOGICALLY ACTIVE IX FACTOR</p> <p>(54) Titre: LIGNEES CELLULAIRES EXPRIMANT UN FACTEUR IX BIOLOGIQUEMENT ACTIF</p> <p>(57) Abstract</p> <p>The invention relates to novel immortalized cell lineages obtained from transgenic animals which express a biologically active IX factor, as well as to a novel method for producing IX factor from the cell lineages of the invention.</p> <p>(57) Abrégé</p> <p>La présente invention concerne de nouvelles lignées cellulaires immortalisées obtenues à partir d'animaux transgéniques qui expriment un facteur IX biologiquement actif, ainsi qu'un nouveau procédé de production du facteur IX à partir des lignées cellulaires selon l'invention.</p>			

DESIGNATIONS DE "DE"

Jusqu'à nouvel avis, toute désignation de "DE" dans toute demande internationale dont la date de dépôt international est antérieure au 3 octobre 1990 a effet dans le territoire de la République fédérale d'Allemagne à l'exception du territoire de l'ancienne République démocratique allemande.

UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publiant des demandes internationales en vertu du PCT.

AT	Autriche	ES	Espagne	MC	Monaco
AU	Australie	FI	Finlande	MG	Madagascar
BB	Barbade	FR	France	ML	Mali
BE	Belgique	GA	Gabon	MR	Mauritanie
BF	Burkina Fasso	GB	Royaume-Uni	MW	Malawi
BC	Bulgarie	CR	Grèce	NL	Pays-Bas
BJ	Bénin	HU	Hongrie	NO	Norvège
BR	Brésil	IT	Italie	RO	Roumanie
CA	Canada	JP	Japon	SD	Soudan
CP	République Centrafricaine	KP	République populaire démocratique de Corée	SE	Suède
CG	Congo	KR	République de Corée	SN	Sénégal
CH	Suisse	LI	Liechtenstein	SU	Union soviétique
CM	Cameroon	LK	Sri Lanka	TD	Tchad
DE	Allemagne, République fédérale d'	LU	Luxembourg	TG	Togo
DK	Danemark			US	Etats-Unis d'Amérique

- 1 -

5

10

LIGNEES CELLULAIRES EXPRIMANT UN FACTEUR IX BIOLOGIQUEMENT ACTIF

15

La présente invention concerne de nouvelles lignées cellulaires immortalisées obtenues à partir d'animaux transgéniques qui expriment un facteur IX biologiquement actif, ainsi qu'un nouveau procédé de production du facteur IX à partir des lignées cellulaires selon l'invention.

20

Le facteur IX humain est une protéine de 415 acides aminés (forme mature), naturellement présente dans le sang, qui intervient dans la cascade des réactions aboutissant à la coagulation du sang. Le facteur IX est essentiellement synthétisé dans le foie, initiallement sous forme d'un précurseur qui est ensuite soumis à au moins quatre modifications post-traductionnelles: (i) une γ -carboxylation portant sur 12 résidus d'acides glutamique, (ii) une glycosylation, (iii) une β -hydroxylation du résidu d'acide aspartique en position 64 ainsi que (iv) l'abandon par clivage protéolytique du peptide signal suivi de celui du pro-peptide. Le facteur IX ainsi procéssé est sécrété dans le sang. Lorsqu'un événement de coagulation du sang a lieu, la forme circulante, à chaîne unique, du facteur IX (forme zymogène) est clivée en présence du facteur XI activé pour donner la forme activée, à double chaîne, du facteur IX (facteur IXa) qui intervient alors dans un complexe comprenant aussi du facteur VIIIa, des phospholipides provenant de la membrane des plaquettes sanguines et du calcium.

35

La déficience héréditaire en facteur IX humain est la cause d'une maladie grave, l'hémophilie de type B, qui affecte un sujet mâle sur trente mille. À l'heure actuelle, les patients sont traités par infusion de préparations concentrées de facteur IX dérivées du plasma humain. Les patients sont ainsi soumis à des risques d'infection non négligeables en raison de l'éventuelle présence d'agents pathogènes non détectables dans le sang des donneurs. Afin de pallier à cet inconvénient majeur, des recherches ont été depuis

- 2 -

longtemps entreprises pour produire le facteur IX par les techniques de l'ADN recombinant. Différents systèmes d'expression ont été proposés, notamment des systèmes mettant en jeu des cellules hôtes de mammifère. Néanmoins, on a constaté rapidement que le facteur IX produit de cette manière n'était pas correctement processé et que son activité 5 était largement inférieure à celle du facteur IX dérivé du plasma sanguin.

En parallèle, l'expression du facteur IX humain dans des animaux transgéniques a été aussi obtenue. Choo et al., Nucl. Acids Res. (1987) 15: 871 rapporte l'expression de cette protéine dans des souris transgéniques dans lesquelles on avait au préalable introduit 10 l'ADN complémentaire (cADN) codant pour le facteur IX placé sous le contrôle du promoteur inducible du gène de la métallothionéine Ia de mouton. A partir de ce promoteur, un niveau significatif de transcription n'est induit qu'en présence de zinc. Bien que le facteur IX ainsi produit soit biologiquement actif, l'expérience de Choo et al., bien que scientifiquement intéressante, ne peut donc pas avoir d'application industrielle pour 15 des raisons évidentes d'efficacité et d'éthique.

Il a maintenant été trouvé que des lignées cellulaires immortalisées dérivées du foie d'animaux transgéniques ayant intégré dans leur génome un ou plusieurs fragments d'ADN comprenant une séquence codant pour le facteur IX humain peuvent, lorsque 20 mises en culture, produire un facteur IX dont l'activité est similaire à celle du facteur IX présent dans le plasma sanguin humain.

Par conséquent, l'invention propose une lignée cellulaire trans-immortalisée d'origine hépatique, capable d'exprimer un facteur IX d'origine humaine dont l'activité est similaire 25 à celle du facteur IX présent dans le plasma humain, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain; la dite séquence étant placée sous le contrôle d'une région promotrice spécifique du foie.

Par "facteur IX d'origine humaine", on entend toute protéine présentant les deux 30 caractéristiques suivantes:

- La protéine est sélectionnée parmi le facteur IX humain dont la séquence en acides aminés est donnée dans Anson et al., EMBO J. (1984) 3: 1053, et tous les analogues de celui-ci qui présentent des modifications dans la séquence en acides aminés. Ces modifications peuvent être des délétions, des insertions, ou des 35 remplacements d'acides aminés par d'autres. Par "anologue du facteur IX humain", on entend également toute protéine ayant la même séquence en acides aminés que le facteur IX humain mais présentant des modifications post-traductionnelles différentes.

- 3 -

- 5 - La protéine a une activité coagulante telle que mise en évidence par le test de coagulation au kaolin (dosage un temps) décrit par Austen & Rhymes, (1975) A laboratory manual of blood coagulation, Blackwell Scientific Ed.; cette activité est, dans la suite du texte, appellée activité "facteur IX". A titre indicatif, une description détaillée d'un mode opératoire particulier de ce test est fournit ci-après.

100µl d'un plasma déficient en facteur IX (Stago) et 100µl d'une solution de céphaline-kaolin [25mg de kaolin (Merck; référence 1906); 100µl de céphaline (Stago) pour un volume final de 10ml dans du tampon Owren & Koller (5,5g/l d'acide 5,5 diethylbarbiturique, 3,69g/l d'acétate de sodium, NaCl 0,63%, pH7,3) sont ajoutés à 100µl 15 d'un aliquot d'un échantillon devant être testé. Si besoin est, cet échantillon peut être au préalable dilué dans du tampon imidazol (1,75 g/l; pH 7,4). On incube cette préparation 180 secondes à 37°C, puis on ajoute 100µl de CaCl₂ 0,025M. Le temps de latence avant formation d'un caillot (temps de coagulation) est mesuré de manière automatique (Behring 15 Fibrinimer 10). L'activité "facteur IX" est établie, par la suite, en fonction d'une gamme d'étalonnage préparée comme suit: Un plasma contrôle contenant le facteur IX (plasma contrôle N FVIII-FIX de Stago, dont l'activité est donnée par le fournisseur; 1U = 5µg de facteur IX) est dilué au 1/10, 1/20, 1/40, 1/80 et 1/160 dans du tampon imidazol. Le temps de coagulation est mesuré pour chacune des dilutions et la courbe d'étalonnage est 20 établie (Unité "facteur IX" en fonction du temps de coagulation sur une échelle logarythmique). Lorsque le mode opératoire ci-dessus décrit est mis en oeuvre, on considère qu'un échantillon testé n'a pas d'activité "facteur IX" si l'activité mesurée est inférieure à 250 ng/ml.

25 Lorsque ce test est réalisé avec le plasma d'un animal transgénique exprimant le facteur IX humain, il convient d'utiliser une double série d'échantillons; la première série comprenant du plasma tel que prélevé, et la deuxième série comprenant du plasma traité avec des anticorps anti-facteur IX humain neutralisants, dans la mesure où ces anticorps ne présente pas de réaction croisée avec le facteur IX des animaux en question. Ceci 30 permet, en évaluant la différence des résultats obtenus en parallèle de révéler l'activité facteur IX due spécifiquement au facteur IX humain. Enfin, si besoin est, le plasma des animaux transgéniques est dilué de façon plus importante avec du tampon imidazol.

Par "facteur IX d'origine humaine ayant une activité similaire au facteur IX présent 35 dans le plasma humain", on entend un facteur IX d'origine humaine qui est représenté par un échantillon donné dont l'activité facteur IX mesurée en µg/ml, en mettant en oeuvre le test de Austen & Rhymes précédemment décrit, équivaut à au moins 75%, de préférence à au moins 80%, ou mieux encore, à au moins 90% de la quantité totale de facteur IX dans l'échantillon, mesurée en µg/ml par test ELISA. Un kit ELISA spécifique 40 pour le facteur IX est commercialement disponible chez Diagnostica Stago. Asnières,

- 4 -

France. Considérant la définition du présent paragraphe, le facteur IX présent dans le plasma humain a une activité facteur IX d'environ 100%. D'une manière générale, un facteur IX répondant au critère d'activité énoncé ci-dessus, est désigné sous le terme "facteur IX biologiquement actif".

5

Par "région promotrice spécifique du foie", on entend un promoteur de mammifère ou partie de celui-ci, capable d'initier la transcription d'une séquence codante dans un nombre restreint de types de cellule de mammifère (pas dans tous les types), en particulier dans une cellule hépatique ou d'origine hépatique. De manière préférée, un promoteur 10 spécifique du foie est un promoteur capable d'initier la transcription d'une séquence codante essentiellement dans une cellule hépatique ou d'origine hépatique; par exemple, le promoteur du gène de l' α -antitrypsine ou du facteur IX. Aux fins de la présente invention, ce dernier promoteur est tout particulièrement préféré, bien que jusqu'à présent on ait supposé que l'expression contrôlée par le promoteur du gène du facteur IX soit plus 15 faible que l'expression contrôlée par le promoteur du gène de l' α -antitrypsine

D'une manière tout à fait générale, une lignée cellulaire selon l'invention peut être obtenue par un procédé de trans-immortalisation in vivo. Elle peut donc être sélectionnée à partir d'une culture de cellules tumorales hépatiques prélevées sur un animal 20 transgénique ou sur un animal dans lequel une tumeur hépatique issue d'un animal transgénique a été propagée.

Dans le cadre de la présente invention, on entend par "animal transgénique", un animal qui possède, intégré dans son génome, un fragment d'ADN exogène comprenant 25 une région codant pour un facteur IX d'origine humaine ou une région codant pour un oncogène et qui est capable d'exprimer les protéines correspondantes. Cet animal transgénique peut être un transgénique complet (toutes ses cellules possède le fragment d'ADN exogène) ou bien un mosaïque (le fragment d'ADN exogène se retrouve dans un certain pourcentage de cellules, mais pas dans toutes). Cet animal transgénique est de 30 préférence un mammifère non-humain, plus particulièrement un murin, de manière tout à fait préférée une souris.

En tenant compte de ce qui précède, un animal transgénique à partir duquel une lignée cellulaire peut être dérivée doit être doublement transgénique: pour le facteur IX 35 et pour un oncogène.

Selon un premier mode de réalisation, un tel animal est obtenu par développement d'un oeuf dans lequel on a injecté, à la fois, (i) un premier fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX et placée sous le contrôle d'un région 40 promotrice spécifique du foie et (ii) un deuxième fragment d'ADN comprenant une région

- 5 -

codant pour un oncogène (séquence oncogène) placée sous le contrôle d'un région promotrice appropriée, par exemple, un promoteur spécifique du foie. Le premier et le deuxième fragments d'ADN peuvent être injectés en tant que deux molécules d'ADN distinctes ou bien en tant qu'une entité d'ADN unique.

5

Selon un deuxième mode de réalisation alternatif, un animal transgénique pour le facteur IX, capable de développer des tumeurs hépatiques à partir desquelles on peut établir des lignées cellulaires selon l'invention, peut être obtenu comme suit: On injecte dans des oeufs un fragment d'ADN comprenant une région oncogène, afin d'obtenir un 10 premier animal transgénique pour un oncogène. En parallèle, on injecte un fragment d'ADN comprenant une région codant pour le facteur IX afin d'obtenir un deuxième animal transgénique. Ensuite on croise le premier et le deuxième animal transgénique afin d'obtenir un descendant doublement transgénique pour l'oncogène et le facteur IX.

15 Par conséquent, l'invention concerne également:

(i) un animal transgénique simple dont le plasma sanguin contient un facteur IX d'origine humaine dont l'activité est similaire à celle du facteur IX présent dans le plasma sanguin humain, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène 20 comprenant une région codant pour un facteur IX d'origine humaine; la dite région étant placée sous le contrôle d'une région promotrice spécifique du foie; et

25 (ii) un animal transgénique tel que décrit en (i), qui est en plus capable de développer une tumeur hépatique, puisqu'il a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour un oncogène placée sous le contrôle d'une région promotrice appropriée, par exemple une région promotrice eucaryote ou d'origine virale. De préférence c'est une région promotrice spécifique du foie.

30 D'une manière générale, l'oncogène peut être n'importe quel oncogène capable d'induire une tumeur hépatique chez l'animal que l'on considère. Par exemple, cela peut être l'antigène T du virus du SV40 ou l'antigène codé par le gène c-myc de souris.

Aux fins de la présente invention, un fragment d'ADN comprenant une région 35 codant pour le facteur IX humain peut être construit sous forme de bloc d'expression, plus précisément en plaçant la dite région sous le contrôle d'une région promotrice en 5' de la région codante qui peut être un promoteur spécifique du foie ou au moins une partie de celui-ci suffisante pour permettre l'expression du facteur IX dans une cellule hépatique. Outre une région promotrice et une région codante, le bloc d'expression peut aussi 40 comprendre des éléments de fin de terminaison de transcription.

- 6 -

La séquence de la région codant pour le facteur IX peut être:

- de type génomique; par exemple, dans le cas du facteur IX humain, il s'agit, en particulier, de la séquence décrite dans Anson et al. (supra), qui comprend 8 exons (exons A à H) et 7 introns (introns 1 à 7) ou d'une séquence correspondant à la séquence ci-dessus en référence dans laquelle la taille d'au moins un intron a été réduite en introduisant une délétion.
5
- de type ADN complémentaire; par exemple, dans le cas du facteur IX humain, il s'agit de la séquence décrite dans Anson et al. (supra), privée des 7 introns.
10
- de type "mixte", (appelée aussi minigène); par exemple, dans le cas du facteur IX humain, il s'agit de la séquence décrite dans Anson et al. (supra), dans laquelle au moins un des 7 introns a été supprimé et dans laquelle au moins un des 7 introns
15 a été conservé. De préférence, seul le premier intron ou partie du premier intron est conservé.

Selon un mode préféré de l'invention, on choisit de mettre en oeuvre une séquence de type génomique.

20 Le fragment d'ADN exogène peut en outre comprendre une région amplificatrice telle que une région codant pour l'adénosine déaminase (ADA) qui confère une résistance progressive à certains antibiotiques. La région amplificatrice et la région codant pour le facteur IX doivent être placées sous le contrôle d'une région promotrice commune. Par 25 sélection basée sur la résistance à de fortes doses d'antibiotique, on pourrait ainsi obtenir une lignée cellulaire hyperproductrice de facteur IX.

30 Ce fragment d'ADN exogène est initialement construit en tant que fragment inséré dans un vecteur d'expression, par exemple un plasmide. Néanmoins, pour usage dans la présente invention, il doit être mis sous forme linéaire et dissocié des autres éléments plasmidiques.

Par ailleurs, l'invention propose de même un procédé de préparation d'une lignée cellulaire selon l'invention dans lequel

35 - on prélève le foie tumoral (ou en cours de tumorigénèse) d'un animal transgénique selon l'invention ou le foie tumoral d'un animal dans lequel des cellules hépatiques tumorales dérivées d'un animal transgénique selon l'invention ont été propagées et,

40

- 7 -

- on sélectionne, par mise en culture des cellules du dit foie, la dite lignée cellulaire.

Enfin, l'invention se rapporte également à un procédé de préparation d'un facteur IX d'origine humaine ayant une activité similaire à celle du facteur IX présent dans le plasma humain, dans lequel on cultive une lignée cellulaire selon l'invention et on récolte, par la suite, le dit facteur IX dans le milieu de culture.

L'invention est illustrée ci-après et se réfère aux figures suivantes:

10

La Figure 1 représente schématiquement la structure du gène codant pour le facteur IX humain; sont indiqués: la position des exons (de A à H), la localisation des séquences reconnues par les oligonucléotides utilisés pour cibler la banque génomique (de [1] à [6]), et les morceaux d'ADN clonés dans trois vecteurs lambda, λ TG1951, λ TG1958 et 15 λ TG1952.

La Figure 2 représente schématiquement la structure du plasmide pTG3960 en précisant de quels plasmides proviennent ses fragments et à partir de quel vecteur lambda ces derniers ont été construits. Les exons du facteur IX sont signalés par les lettres de A 20 à H.

La Figure 3 représente schématiquement la structure du plasmide pTG3954 en précisant de quels vecteurs proviennent ses différents fragments. Les exons du facteur IX sont signalés par les lettres de A à H.

25

La Figure 4 représente schématiquement la structure du plasmide pTG3962 en précisant de quels plasmides proviennent ses différents fragments. Les exons du facteur IX sont signalés par les lettres de A à H (rectangles clairs), le premier exon non codant du gène de l' α -antitrypsine par le chiffre 1 et la partie de l'exon c-myc par le chiffre 2 30 (rectangles noirs).

La Figure 5 présente l'analyse par électrophorèse des ARN préparés à partir des différents tissus d'une lignée de souris transgéniques exprimant le facteur IX humain ("C", pour souris contrôle et "T", pour test).

35

La Figure 6 présente l'analyse des ARN messagers issus du foie de souris transgéniques exprimant le facteur IX humain; (1) et (2) souris de la lignée TMTG3960-1, "C" souris contrôle; (3) souris de la lignée TMTG3962-18; (4) souris de la lignée TMTG3954-9; et (5) et (6) souris de la lignée TMTG3954-58.

40

- 8 -

La Figure 7 représente l'analyse par Western blot du facteur IX recombinant humain isolé du plasma des souris transgéniques; (1) et (2) souris de la lignée TMTG3954-58; "C" souris contrôle; (3), (4), (5) et (6) souris de la lignée TMTG3960-1, "S" facteur IX Stago et (7) et (8) souris de la lignée TMTG3954-9.

5

Les Figures 8a et 8b représentent schématiquement de la construction du plasmide pTG4912.

10

EXEMPLE 1 : Préparation de vecteurs portant un fragment d'ADN comprenant une région codant pour le facteur IX humain

15

A. Clonage d'une région codant pour le facteur IX humain

Une banque d'ADN génomique provenant d'une lignée de cellules lymphoblastoïdes humaines GM1202A (4XY) est réalisée dans le bactériophage λ EMBL3 [Pavirani A et al., BioTechnology (1987) 5: 389], puis est criblée à l'aide des sondes d'oligonucléotides synthétiques (21, 22 et 25 mer) suivantes:

25	5' AAGTACAAGCTGAGCTGTATT 3'	[1]
	5' TGCCATGATCATGTTACCGCG 3'	[2]
	5' CTCAGTACAGGAGCAAACCACCTTG 3'	[3]
	5' TAGAATTACATAGTCCACATCAGG 3'	[4]
	5' GTCTCTACTAGCTGTAGATTGC 3'	[5]
	5' GATTATAAGCGTGAGCCACTG 3'	[6]

Celles-ci correspondent à différentes régions du gène du facteur IX, tel qu'indiqué à la Figure 1.

Trois clones λ indépendants sont identifiés à l'aide des sondes, par Southern blot: λ TG1951, λ TG1958 et λ TG1952 (Figure 1). L'insert de λ TG1951 comprend les 5 kb de la région promotrice et la région couvrant les quatre premiers exons du gène. L'insert de λ TG1952 comprend 2,3 kb de l'intron 6, l'intron 7, les exons G et H et les 10 kb de la séquence adjacente en aval du signal de polyadénylation. L'insert de λ TG1958 s'étend de l'exon B jusqu'à 0,47 kb en aval de l'exon F (il recouvre l'insert de λ TG1951 sur 7 kb). En conclusion, les trois inserts ci-dessus décrits couvrent, à eux trois, une grande partie du gène, en particulier, les huit exons et les régions adjacentes 5' (5 kb) et 3' (10 kb); seule une région de l'intron 6 (6,7 kb) ne s'y retrouve pas.

B. Construction d'un plasmide comportant une séquence d'ADN de type génomique codant pour le facteur IX humain, placée sous le contrôle du promoteur du gène du facteur IX humain (pTG3960, Figure 2)

5

Le fragment SalI de 15 kb du clone λ TG1958 est sous-cloné dans le site de restriction SalI du vecteur ppolyIII-I* décrit dans Lathe *et al.*, Gene (1987) 57: 193 pour donner le plasmide pTG3911.

10 Un linker synthétique porteur de sites de restriction uniques (SfiI, EcoRI, KpnI, BamHI, XhoI et NotI) est introduit entre les deux sites EcoRI du cosmide pCV001 [Choo et al., Gene (1986) 46: 277] qui sont détruits lors de l'insertion, pour générer le plasmide pTG3909. Les fragments BamHI-EcoRI (4,3 kb) et EcoRI-EcoRI (1,8 kb) isolés du clone λ TG1952 sont clonés entre les sites BamHI-EcoRI de pTG3909 pour donner pTG3914.

15 L'orientation du fragment EcoRI-EcoRI est vérifiée par digestion enzymatique. Le fragment de 6,2 kb (les deux fragments précédents plus un fragment de vecteur, EcoRI-AatII) portant la partie 3' du gène du facteur IX (correspondant aux exons G et H) est resorti du cosmide par digestion avec BamHI et AatII. Puis ce fragment est cloné entre les mêmes sites de pTG3911 pour donner le plasmide pTG3921.

20

L'insert SalI-SalI de λ TG1951 est sous-cloné dans le site SalI du plasmide pAT153 [Twigg A.J. et Sherratt D., Nature (1980) 283: 216], pour donner le plasmide pTG3927. La partie centrale de l'intron 1 est éliminée par digestion PvuII suivie d'une ligation, pour donner le plasmide pTG3952. Ce plasmide n'a plus les deux fragments PvuII (3,65 kb et 25 1,13 kb) internes à l'intron 1 mais retient le fragment PvuII (4,38 kb) porteur des exons B et C. L'insert SalI-SalI de pTG3952 est repassé dans le vecteur ppolyIII-I* pour donner le plasmide pTG3956 qui dispose de sites uniques en 5'. Le fragment XhoI-SnaBI de pTG3956 est introduit entre les sites XhoI-SnaBI de pTG3921 pour donner le plasmide pTG3960 (Figure 2) qui comporte :

30 - 5 kb de la séquence promotrice du gène du facteur IX,
- 22 kb du fragment codant pour le facteur IX (l'intron 1 est tronqué de ces deux fragments PvuII et l'intron 6 de 7,1 kb du fait de la délétion supplémentaire d'un fragment de 0,46 kb due à l'utilisation du site BamHI le plus en aval de l'intron,
- quelques centaines de paires de bases de séquences génomiques 3' en aval du
35 signal de polyadénylation.

Toutes les constructions sont réalisées par passage dans la souche E. coli 5K, à l'exception de la dernière étape de clonage qui utilise la souche E. coli BJ.

- 10 -

C. Construction d'un plasmide comportant une séquence de type "mixte" codant pour le facteur IX humain, placée sous le contrôle du promoteur du gène du facteur IX humain (pTG3954, Figure 3)

- 5 Le fragment de 6,2 kb comportant l'extrémité 3' du gène du facteur IX est ressorti du cosmide pTG3914 par digestion avec Clal et AatII. Puis il est cloné entre les sites Clal et AatII du vecteur pAT153, pour générer le plasmide pTG3924. Cette construction est passée dans la souche E. coli GM33 (dam^r). Les séquences génomiques comprises entre les sites BclI et BglII sont éliminées et remplacées par un fragment BclI-BglII (2,34 kb) provenant du phage λTG1951 et comportant l'extrémité 5' de l'exon B et la partie 3' de l'intron 1, pour donner le plasmide pTG3926. Ce clonage est effectué dans la souche E. coli 5K. Il subsiste 0,6 kb de séquences génomiques issues de l'intron 6 entre les sites BamHI et BglII qui sont éliminées lors de la dernière étape de clonage. Le plasmide pTG3926 est transféré dans la souche E. coli GM33 (dam^r) afin de pouvoir reconstituer 10 la partie de l'ADN complémentaire entre les exons B et H en intégrant le fragment BclI (1,4 kb) isolé du plasmide pTG397 décrit dans la demande européenne de brevet EP-A- 162 782 (ce plasmide comporte l'ADN complémentaire du facteur IX humain) pour 15 donner le plasmide pTG3951.
- 20 La partie promotrice, l'exon A et le reste de l'intron 1 sont isolés du plasmide pTG3910 (pTG3910 provient du clonage du fragment SalI de λTG1951 dans le vecteur ppolyIII-I*) sous forme d'un fragment XhoI-BglII. Ce fragment est intégré entre ces mêmes sites dans pTG3951 pour donner le plasmide pTG3954 (Figure 3) qui comporte donc un minigène du facteur IX comprenant la partie de 5 kb du promoteur, l'exon A, le 25 premier intron complet, les exons de B à H sous forme d'un ADN complémentaire et quelques centaines de paires de bases de la partie 3' adjacente en aval du signal de polyadénylation.

30 D. Construction d'un plasmide comportant une séquence d'ADN de type génomique codant pour le facteur IX humain, placée sous le contrôle du promoteur du gène de l'α-antitrypsine (pTG3962, Figure 4)

- Un fragment KpnI-KpnI comportant la région promotrice, le premier exon non codant et la partie 5' de l'intron 1 du gène de l'α-antitrypsine dont la séquence est donnée 35 par Long G.L. *et al.*, Biochemistry (1984) 23: 4828, est inséré dans le vecteur pUC18 [Yanisch-Perron C. *et al.*, Gene (1985) 33: 103]. En particulier, la partie 5' de l'intron 1 comporte un site donneur d'épissage.

Puis un intron fonctionnel hybride est créé en introduisant, dans le site XbaI du 40 polylinker de pUC18, un adaptateur dont la séquence est basée sur celle de l'extrémité 3'

- 11 -

du premier intron du gène de souris c-myc. Ce fragment synthétique a pour séquence :

XbaI	(*)	HpaI XbaI
5' TCTAGACTTGCTTCCCTTGCTGTGCCCTCCAGCAGACAGCCACGACGGTTAACTCTAGA		
5 L extrémité 3' du premier intron L 2 ^{ème} exon		c-myc
du gène c-myc		

Ce fragment synthétique comporte, de 5' vers 3', un site XbaI, un site accepteur d'épissage (*) permettant l'épissage correct du transcript (la coupure se faisant entre G et C), un site de clonage aux extrémités franches (HpaI) pour permettre la fusion avec le fragment d'ADN codant pour le facteur IX au niveau des régions exoniques, et enfin un site XbaI. L'orientation de ce fragment est vérifiée par séquençage. En fin de construction on obtient le plasmide pTG3925.

15 En parallèle, un fragment HindIII (4 kb) de λTG1951 portant la partie 5' de la région promotrice du gène du facteur IX, l'exon A, et environ 600 pb de l'intron 1 est sous-cloné dans le vecteur M13TG130 [Kieny M.P. et al., Gene (1983) 26: 91]. Puis un site SmaI (extrémités franches) est créé par mutagénèse dirigée en utilisant l'oligonucléotide 5' GCATAACCCGGGCTAGCAG 3'. Ce site est créé, deux nucléotides 20 en amont de l'ATG initiateur de la transcription. L'insert HindIII ainsi modifié est réintégré dans le vecteur ppolyIII-I* pour donner le plasmide pTG3913.

La partie promotrice et le début de la région codante du gène de l'α-antitrypsine munie du site accepteur d'épissage sont isolées du vecteur pTG3925 sous forme d'un 25 fragment EcoRI-HpaI. Ce fragment est intégré entre les sites EcoRI et SmaI du plasmide pTG3913 pour générer le plasmide pTG3953. Cette insertion détruit les sites de clonage HpaI et SmaI et se fait dans une zone exonique. L'ATG initiateur est fourni par la région codant pour le facteur IX (exon A). Le séquençage de la zone de fusion (entre la séquence synthétique correspondant à c-myc murin et l'exon A) indique qu'un nucléotide est perdu 30 lors du clonage:

HpaI°SmaI°
...CAGACAGCCACGACGGTTGGTTATG...
c-myc L facteur IX

35

La partie 5' de la région codant pour le facteur IX, comportant l'intron 1 tronqué du gène du facteur IX, est reconstituée afin d'appliquer la même stratégie que précédemment pour l'assemblage de la région codante complète. A cet effet, le fragment EcoRV-SalI isolé du plasmide pTG3952 est cloné entre les mêmes sites de pTG3953, pour 40 donner le plasmide pTG3957.

- 12 -

Enfin, le fragment Xhol-SnaBI (9,9 kb) de pTG3957 est transféré entre les mêmes sites de pTG3921, pour donner le plasmide pTG3962 (Figure 4). Cette dernière étape de clonage est réalisée par passage dans la souche E. coli BJ alors que les précédents sont réalisés par passage dans la souche E. coli 5K.

5

Dans pTG3962 (Figure 4) le premier exon non codant du gène de l'α-antitrypsine est conservé.

10 EXEMPLE 2: Souris simple-transgéniques exprimant le facteur IX humain

A. Obtention des souris transgéniques

pTG3954 est digéré par SalI et SfiI tandis que pTG3960 et pTG3962 sont digérés 15 par SfiI uniquement, de manière à obtenir dans chaque cas, un fragment d'ADN comprenant un bloc d'expression du facteur IX dissocié des fragments d'ADN plasmidique dérivés de pBR322. Chaque fragment ainsi libéré, est purifié sur gradient de sucre et injecté dans le pronucléus mâle d'un oeuf fertilisé de souris hybrides de première génération issues du croisement d'une souris femelle C57/Bl6 avec un mâle SJL 20 selon la technique connue de l'homme du métier. Chaque oeuf est ensuite réimplanté dans l'utérus d'une souris pour que la gestation soit poursuivie.

L'ADN des tissus de la queue des nouveau-nés est isolé de manière à vérifier l'intégration du fragment d'ADN exogène dans le génome de l'animal par analyse 25 Dot-blot en utilisant une sonde appropriée (fragment BamHI-BamHI du plasmide pTG397, décrit dans la demande européenne de brevet EP-A- 162 782) marquée à l'isotope ³²P. Du sang est prélevé sur les souris positives au test d'hybridation et le niveau d'expression du facteur IX est déterminé dans le sérum par la méthode ELISA en utilisant la trousse de dosage Diagnostica Stago (Asserachrom IX:Ag; Réf. 0410). Le test est spécifique du 30 facteur IX humain et montre peu ou pas de réaction croisée avec le facteur IX de souris. Les résultats sont présentés ci-dessous.

Tableau 1

Plasmide	n° de la fondatrice	sexe	expression du facteur IX (µg/ml)
pTG3960	1	M	6,97
5	pTG3960	F	3,47
	pTG3962	M	1,82
	pTG3954	M	36,4
	pTG3954	M	8,02

10 Le tableau 1 montre que l'expression la plus élevée est obtenue avec les fragments d'ADN issus de pTG3954 et pTG3960 qui comportent le promoteur du gène du facteur IX humain. De plus, pour obtenir un bon niveau d'expression, il n'est pas nécessaire d'avoir la totalité des introns (pTG3954).

15 B. Analyse de l'ARNm correspondant au facteur IX humain, issu des souris transgéniques

L'ARN total de plusieurs tissus (rein, rate, intestin et foie) est préparé à partir de souris transgéniques de la lignée TMTG3960-1 (promoteur et séquence génomique codante 20 du facteur IX). Ces ARN sont séparés par électrophorèse sur gel 1% agarose-formaldéhyde, transférés sur membrane nylon et hybridés à une sonde humaine radioactive marquée à l'isotope ^{32}P (900 pb de la séquence 3' non traduite du gène du facteur IX clonées dans ppolyIII-I*). La figure 5 montre que les ARN messagers du facteur IX humain (environ 3 kb) sont détectés uniquement dans les tissus hépatiques des 25 souris transgéniques de la lignée TMTG3960-1 alors qu'aucun signal radioactif n'est détecté pour les ARN isolés des tissus autres que le foie ni dans le foie d'un animal contrôle. Des souris transgéniques qui expriment le facteur IX humain spécifiquement au niveau du foie ont donc été obtenues.

30 D'autre part, lorsque les ARN messagers issus du foie de toutes les lignées de souris transgéniques sont analysés avec la même sonde, l'intensité du signal est globalement comparable au niveau d'expression (Figure 6).

C. Analyse du facteur IX humain par Western blot

Du plasma est prélevé chez des souris transgéniques issues des lignées TMTG3960-1, TMTG3954-9 et TMTG3954-58. Une fraction est précipitée par le barium et, après redissolution, analysée par Western blot. La figure 7 montre que le facteur IX humain issu d'une souris transgénique a une masse moléculaire similaire à celle du facteur IX du plasma humain, ce qui indique que le produit obtenu est glycosylé (un facteur IX peu ou non glycosylé aurait une masse moléculaire plus faible).

10 D. Activité coagulante du facteur IX humain présent dans le plasma des souris transgéniques

On détermine, par test ELISA, la concentration du facteur IX humain dans le plasma des souris des différentes lignées. Les résultats sont indiqués dans le tableau 2. Les 15 différentes souris sont identifiées par le numéro de la lignée (par exemple TMTG3960-1) suivi de la génération (par exemple I pour génération F1), suivi d'un numéro particulier. On peut noter que la concentration de facteur IX humain quantifiée chez les souris de première génération de la lignée TMTG3960-1 est supérieure à celle déterminée chez la souris fondatrice (voir tableau 1) car cette dernière est mosaïque. Sur ces mêmes 20 prélèvements, l'activité du facteur IX humain est déterminée par un test de coagulation par la technique de dosage un temps de Austen and Rhymes, telle que précédemment rapportée. L'activité est déterminée en U/ml par rapport à un échantillon de plasma humain utilisé comme témoin (Stago 1U/ml). Le plasma murin présente un bruit de fond important (de l'ordre de 1U/ml). La préincubation des échantillons de plasma des souris 25 transgéniques avec un anticorps polyclonal spécifique anti-facteur IX humain neutralise celui-ci et réduit le niveau d'activité à celui du facteur IX murin. La différence entre la valeur obtenue en absence d'anticorps et celle obtenue en présence d'anticorps correspond à l'activité due exclusivement au facteur IX humain. Cette activité est rapportée en µg/ml (1U/ml = 5 µg/ml de facteur IX dans du plasma humain normal pris en référence). Les 30 résultats sont présentés dans le Tableau 2 ci-dessous.

Tableau 2

Souris	Concentration en facteur IX ($\mu\text{g/ml}$)	Activité facteur IX ($\mu\text{g/ml}$)	%
TMTG3960-1 I 3	25,5	22	86
5 TMTG3960-1 I 29	22,5	21	93
TMTG3960-1 I 46	29,2	22	75
TMTG3962-18 II 9	2	2,3	116
TMTG3962-18 II 8	3,9	4,4	113
10 TMTG3954-58 I 24	9,6	7,3	76
TMTG3954-9 II 16	19,8	19,8	100

Le Tableau 2 montre que, dans le plasma de souris transgéniques, le facteur IX humain est biologiquement actif puisque l'activité coagulante (mesurée en $\mu\text{g/ml}$) équivaut à la quantité de facteur IX mesurée par test ELISA, et ceci pour toutes les lignées.

15

E. Test de précipitation au citrate de barium

- La qualité du facteur IX humain présent dans le plasma d'une souris transgénique est également vérifiée par test de précipitation au sel de barium [Bajaj S.P. *et al.*, J. Biol. Chem. (1981) 256: 253]. Les protéines γ -carboxylées s'adsorbent et coprécipitent avec le citrate de barium (sel insoluble) alors que les protéines qui ne le sont pas restent en solution. La quantité de facteur IX humain (tot.) dans le plasma des souris transgéniques est déterminée avant traitement. Après traitement du plasma par le citrate de barium, la fraction adsorbée (ads), donc γ -carboxylée, est redissoute puis quantifiée par test ELISA.
- 20 25 Les quantités sont rapportées au volume de l'échantillon et donc données en ng. Le rapport Ads/tot exprimé en pourcentage (%) quantifie la proportion de facteur IX humain γ -carboxylé.

- 16 -

Tableau 3

Souris	Quantité totale de facteur IX	Quantité de facteur IX adsorbé	Rapport Ads/tot en %
TMTG3960-1 I 3	1429	981	69
TMTG3960-1 I 46	1630	1104	67
TMTG3960-1 III 6	573	504	88
TMTG3962-18 II 9	152	152	100
TMTG3962-18 II 8	103	102	99
TMTG3954-58 I 24	370	343	93
TMTG3954-9 II 16	356	440	82

Le tableau 3 montre que la majorité du facteur IX humain présent dans le plasma murin est γ -carboxylé puisqu'il est détecté dans la fraction insoluble. Par comparaison avec le facteur IX présent dans le plasma humain, on obtient un taux de précipitation de 15 80 à 100 % selon les expériences.

F. Purification et caractérisation du facteur IX obtenu à partir des lignées TMTG3960-1 et TMTG3954-9

20 Le facteur IX humain obtenu à partir de souris issues des lignées TMTG3960-1 et TMTG3954-9 est purifié par chromatographie d'immunoaffinité. La fraction éluée est passée sur HPLC phase réverse pour désaler le produit et la séquence N-terminale déterminée par dégradation d'Edman. Les résultats obtenus dans chaque cas indiquent que le facteur IX humain présent dans le sang des souris transgéniques correspond bien à la 25 forme mature. On ne détecte aucune trace du précurseur du facteur IX humain. Le facteur IX humain des souris transgéniques est donc homogène et correctement processé.

EXEMPLE 3: Lignées cellulaires trans-immortalisées exprimant le facteur IX
30 humain

A. Souris simple-transgéniques exprimant un oncogène

La lignée de souris transgénique TMTG2984 exprimant l'oncogène c-myc est

générée en utilisant le fragment NotI-NotI du plasmide pTG2984 décrit dans la demande de brevet EP-A 0 298 807.

La lignée de souris transgénique TMTG4912 exprimant les antigènes de tumeur T 5 et t du SV40 est générée en utilisant le fragment SalI-EcoRI du plasmide pTG4912 décrit ci-dessous.

Le plasmide pTG4912 dérive du plasmide pTG171 décrit dans le brevet EU 0140762 et du plasmide pML2. Le plasmide pML2 dérive d'un plasmide "pJYM like", décrit dans 10 l'article de Lusky M. et al. [Nature 293, (1981) pp. 79-81] dans lequel la région poison de pBR322 qui est déletée est un fragment d'ADN compris entre les nucléotides 1086 et 2457. L'insert BamHI de SV40 est de plus déleté, et on obtient ainsi le plasmide pML2.

Le fragment 2553-2770 BamHI-BclI du génome de SV40 [Buchman et al. Tooze 15 J. Eds., DNA Tumor Viruses - Second Edition Revised, pp.799-841, (1981) est inséré dans le vecteur pML2 préalablement digéré par BamHI, pour donner le vecteur pTGML2A+ représenté à la Figure 8.

Le fragment BamHI-BamHI du plasmide pTG171, portant les gènes codant pour les 20 antigènes T et t et pour la glycoprotéine de la rage est inséré dans le vecteur pTGML2A+ préalablement digéré par BamHI pour générer le plasmide pTG173 représenté à la Figure 8.

Le plasmide pTG173 est digéré par les enzymes StuI, qui fait une coupure franche, 25 et SalI, qui laisse des extrémités cohésives 5' sortant. Les petits fragments StuI-StuI et StuI-SalI sont éliminés. Le grand fragment SalI-StuI comportant les régions codant pour les antigènes T et t, le gène de la résistance à l'ampicilin et l'origine de réPLICATION est isolé, et soumis à l'action de la polymérase Klenow (Amersham) en présence des 4 nucléotides triphosphate ATP, GTP, CTP et TTP. La polymérase rempli le site SalI avec 30 les nucléotides et on obtient ainsi un fragment d'ADN ayant deux extrémités franches.

Le plasmide pTG3925 précédemment décrit est digéré par EcoRI, qui laisse des extrémités cohésives 5' sortant, et HpaI, qui fait une coupure franche. Le fragment EcoRI-HpaI comportant le promoteur, le premier exon non codant, une partie du premier intron 35 portant le site donneur d'épissage du gène de l'α-antitrypsine et un site synthétique accepteur d'épissage est isolé, et soumis à l'action de la nuclease "Mung Bean" (Biolabs) qui coupe les extrémités cohésives du site EcoRI. On obtient ainsi un fragment ayant deux extrémités franches. Ce fragment est inséré dans le plasmide pTG173 digéré par StuI et SalI comme préparé ci-dessus, pour obtenir le plasmide pTG4912 représenté à la Figure 40 8.

B. Souris pluri-transgéniques exprimant le facteur IX humain et au moins un oncogène

5 Des souris double transgéniques sont générées par croisement des souris de la lignée TMTG3960-1 avec des souris de la lignée TMTG2984. L'état de double transgénique est vérifié par analyse Dot blot avec des sondes appropriées. Les souris fondatrices de la lignée TMTG3960-1 X TMTG2984 expriment à la fois l'α-antitrypsine humaine et le facteur IX humain. Ces deux caractères d'expression sont transmis à la descendance de 10 façon mendelienne. Trois de ces souris doublement transgéniques développent des tumeurs hépatiques à l'âge de 12 mois.

Afin d'obtenir des souris qui développent des tumeurs à un âge plus précoce, un mâle de la lignée TMTG3960-1 X TMTG2984 est croisé avec des femelles de la lignée 15 TMTG4912. Un des triples transgéniques qui sont générés par ce croisement exprime 1mg/ml d'α-antitrypsine humaine et 40.3μg/ml de facteur IX humain. Celui-ci est sacrifié à l'âge de 6 semaines et son foie (foie n° 1) qui présente déjà une hyperplasie, est prélevé. Un autre triple transgénique qui exprime 3mg/ml d'α-antitrypsine humaine et 60μg/ml de facteur IX humain subit le même sort à l'âge de trois mois (foie n° 2).

20

C. Sélection de lignées cellulaires trans-immortalisées

Chacun des foies est traité comme suit:

25 Le tissu hépatique tumoral est dissocié par traitement à la collagénase tel que décrit par Howard & Pesh, J. Bio. Chem. (1968) 105: 3105, à l'exception de l'étape de perfusion. Puis les cellules sont établies dans du milieu Williams'E (Gibco) supplémenté avec de l'insuline 10ng/ml, de l'hydrocortisone 300ng/ml de la transferrine 10μg/ml, du facteur de croissance épidermal (EGF) 25ng/ml, de la glutamine 2mM, de la streptomycine 30 50 U/ml, de la pénicilline 250 U/ml et 5% de sérum de veau fétal (FCS) dialysé. L'addition de ces différents constituants serait essentielle pour la croissance et le maintien d'une morphologie d'hépatocyte. Les flacons de culture Primaria (Falcon) sont utilisés pour cette première culture. La culture est poursuivie à 37°C, en atmosphère humidifiée chargée à 10% de CO₂.

35

Au cours de cette première culture, les cellules sont cultivées en amas. Puis, lorsqu'elles sont à 80% de confluence, elles sont détachées en présence de trypsine à 0.05% et repiquées plusieurs fois par passages successifs dans le milieu complémenté ci-dessus décrit. Lors des premiers repiquages, les cellules sont transférées extemporanément 40 (environ 10min) dans des flacons plastiques sur les parois desquels les macrophages

s'attachent immédiatement et peuvent être ainsi éliminés. Après 5 passages, le FCS est remplacé par de la sérumalbumine bovine (BSA) 1mg/ml. Après 5 passages supplémentaires des cultures pures d'hépatocytes sont obtenues: TMhep39 et TMhep48, respectivement sélectionnées à partir des foies n° 1 et 2.

5

La quantité de facteur IX produite par ces lignées cellulaires est mesurée directement dans le surnageant des cultures par test ELISA. Pour TMhep39, la productivité est d'environ $0.15\mu\text{g}/10^6$ cellules/24hrs; et pour TMhep48, elle est comprise entre 0.29 et 10 $0.55\mu\text{g}/10^6$ cellules/24hrs. Lorsque les cultures sont à haute densité cellulaire, la production atteint respectivement 0.3-0.4 $\mu\text{g}/\text{ml}/24\text{hrs}$ et environ $0.7\mu\text{g}/\text{ml}/24\text{hrs}$.

L'activité "facteur IX" du facteur IX produit par les lignées cellulaires TMhep39 et TMhep48 est mesurée par le test de Austen & Rhymes précédemment décrit. Dans les deux cas, elle est proche de 100%.

15

Le facteur IX présent dans le surnageant des cultures des deux lignées cellulaires est purifié sur une colonne d'immunoaffinité. Le séquençage de l'extrémité N-terminale confirme que le facteur IX ainsi produit correspond bien à la forme mature. Un Western blotting confirme de même que sa mobilité électrophorétique est identique à celle du 20 facteur IX dérivé du plasma humain.

D. Caractérisation des lignées cellulaires TMhep39 et TMhep48

La production d'albumine qui est une protéine spécifiquement sécrétée par le foie 25 est détectée dans le milieu de culture par un test ELISA en utilisant comme premier anticorps un antisérum de lapin anti-albumine de souris et comme deuxième anticorps un anticorps de lapin anti-albumine de souris marqué à la peroxydase. Pour les 2 lignées cellulaires, le niveau d'albumine sécrétée varie 3 et 11 $\mu\text{g}/\text{ml}/24\text{h}$.

30 Dans les cellules de la lignée TMhep39, la présence d'ARN messagers spécifiques des cellules du foie est détectée par la technique du "spot blot" décrite par Costanzi et Gillespie (1987) [in : Berger S.L., Kimmel A.R. eds. Guide to Molecular Cloning Techniques, 152. Orlando : Academic press, 582-587.], à partir de l'ARN total préparé par la méthode à l'hydrochloride de guanidium telle que décrite par Chirgwin et al., 35 Biochemistry (1979) 18: 701-710. La recherche des ARNm codant pour la transferrine de souris (1), l' α -antitrypsine de souris (2), l'albumine de souris (3), la β -actine de souris (4), l' α -antitrypsine humaine (5), la vimentine de hamster (6), facteur IX humain (7), c-myc de souris (8), antigène T de SV40 (9), glutathion-S-transférase (10), α -fétoprotéine de souris (11) est initiée à l'aide de sondes dont les séquences sont respectivement les 40 suivantes :

- 20 -

	AGTGGTCTCTGCTGACTCACAC	1
	CTGTTAGCAGGAACCTAGAGATGAGCTCC	2
	TAGTGGGGTTGATAGGAAAGGT	3
	GATGTCACGCACGATITCCCTCTCA	4
5	GGTGATGATATCATGGGTGAGTCATTTC	5
	TGCCGGTTCGAGGTGCCGGGG	6
	CTCAGTACAGGAGCAAACCACCTTG	7
	AGATATCCTCACTGGCGCGGGCGG	8
	AATAGCAGACACTCTATGCCGTGTGGAGT	9
10	CTAAAGAGCGACCCAGGTGCCT	10
	GGTAGTTCTTGAGTATTCA	11

La sonde correspondant à la β -actine, protéine ubiquitaire, est utilisée comme contrôle positif. L'absence d'hybridation est correctement observée lorsque l'on utilise la 15 sonde 6 (contrôle négatif) et la sonde 11 (correspondant à une protéine uniquement exprimée au niveau foetal c'est à dire indifférencié). Une réponse positive est observée pour l'albumine, les α -antitrypsines humaine et de souris, la glutathion transférase, le facteur IX humain, le c-myc de souris, l'antigène T du SV40 et la transferrine.

20 Les résultats reportés ci-dessus indiquent clairement que les lignées cellulaires obtenues après repiquages successifs conservent un phénotype stable et différencié.

La souche E. coli BJ transformée par le plasmide pTG3960 a été déposée le 19
25 juillet 1989 auprès de la C.N.C.M. 25, rue du Dr. ROUX 75724 PARIS sous le numéro I-893.

La lignée cellulaire TMhep48 a été déposée le 9 Août 1990 auprès de la C.N.C.M.
25, rue du Dr. ROUX 75724 PARIS sous le numéro I989.

REVENDICATIONS

1. Une lignée cellulaire trans-immortalisée d'origine hépatique, capable d'exprimer un facteur IX d'origine humaine dont l'activité est similaire à celle du facteur IX présent dans le plasma sanguin humain, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour un facteur IX d'origine humaine; la dite région codante étant placée sous le contrôle d'une région promotrice spécifique du foie.
2. Une lignée cellulaire selon la revendication 1, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain.
3. Une lignée cellulaire selon la revendication 2, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain; la dite région codante étant de type génomique.
4. Une lignée cellulaire selon n'importe laquelle des revendications 1 à 3, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain; la dite région codante étant placée sous le contrôle d'une région promotrice sélectionnée parmi le promoteur du gène du facteur IX, le promoteur du gène de l' α -antitrypsine et les parties de ceux-ci suffisantes pour induire l'expression de la dite région codante.
5. Une lignée cellulaire selon n'importe laquelle des revendications 1 à 4, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain; la dite région codante étant placée sous le contrôle du promoteur du gène du facteur IX ou une partie de celui-ci suffisante pour induire l'expression de la dite région codante.
6. Une lignée cellulaire selon la revendication 2 sélectionnée parmi TMhepTG39 et TMhepTG48.
7. Un animal transgénique dont le plasma sanguin contient un facteur IX d'origine humaine dont l'activité est similaire à celle du facteur IX présent dans le plasma sanguin humain, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour un facteur IX d'origine humaine; la dite région codante étant placée sous le contrôle d'une région promotrice spécifique du foie.
8. Un animal transgénique selon la revendication 7, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain.

- 22 -

9. Un animal transgénique selon la revendication 8, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain; la dite région codante étant de type génomique.
10. Un animal transgénique selon n'importe laquelle des revendications 7 à 9, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain; la dite région codante étant placée sous le contrôle d'une région promotrice sélectionnée parmi le promoteur du gène du facteur IX, le promoteur du gène de l' α -antitrypsine et les parties de ceux-ci suffisante pour induire l'expression de la dite région codante.
11. Un animal transgénique selon n'importe laquelle des revendications 7 à 10, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour le facteur IX humain; la dite région codante étant placée sous le contrôle du promoteur du gène du facteur IX ou partie de celui-ci suffisantes pour induire l'expression de la dite région codante.
12. Un animal transgénique selon n'importe laquelle des revendications 7 à 11, capable de développer une tumeur hépatique, qui a intégré dans son génome un fragment d'ADN exogène comprenant une région codant pour un oncogène placée sous le contrôle d'une région promotrice appropriée.
13. Un procédé de préparation d'une lignée cellulaire selon n'importe laquelle des revendications 1 à 5, dans lequel
 - on prélève le foie tumoral d'un animal transgénique selon la revendication 12 ou le foie tumoral d'un animal dans lequel des cellules hépatiques tumorales dérivées d'un animal transgénique selon la revendication 12 ont été propagées et,
 - on sélectionne, par mise en culture des cellules du dit foie, la dite lignée cellulaire.
14. Un procédé de préparation d'un facteur IX d'origine humaine ayant une activité similaire à celle du facteur IX présent dans le plasma humain, dans lequel on cultive une lignée cellulaire selon n'importe laquelle des revendications 1 à 6 et on récolte, par la suite, le dit facteur IX dans le milieu de culture.
15. Un facteur IX tel que obtenu par le procédé selon la revendication 14.

FIG. 1

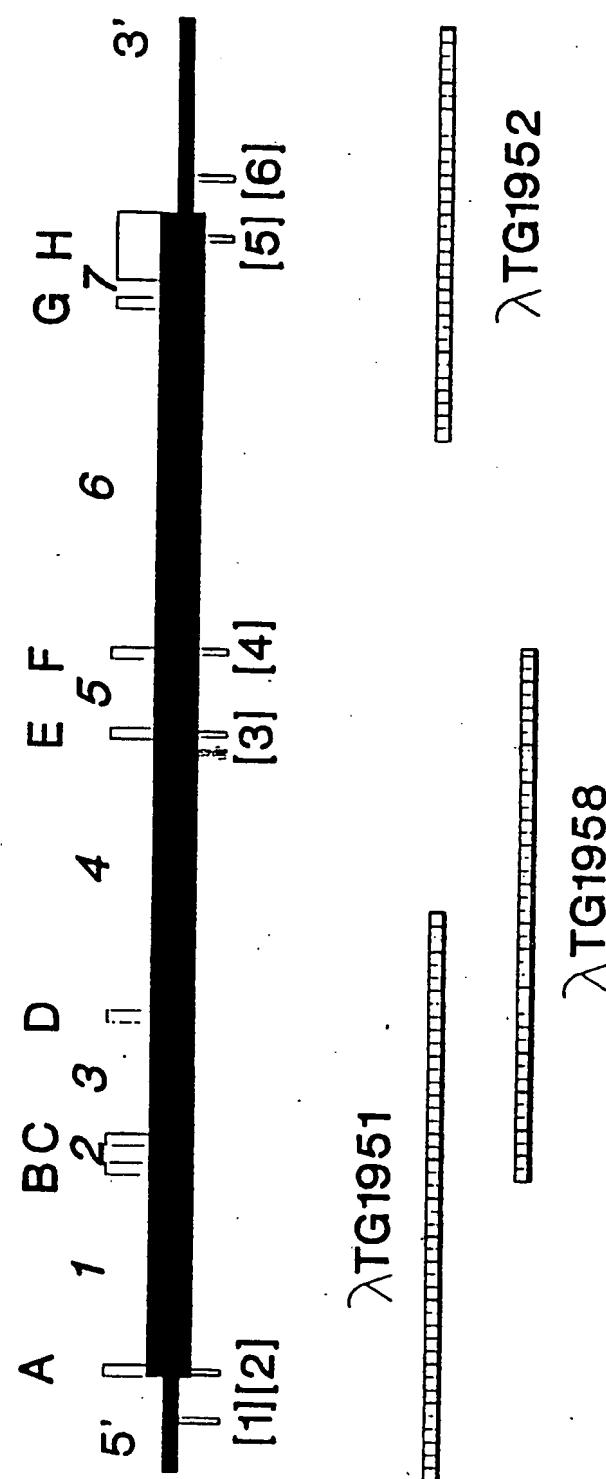


FIG. 2

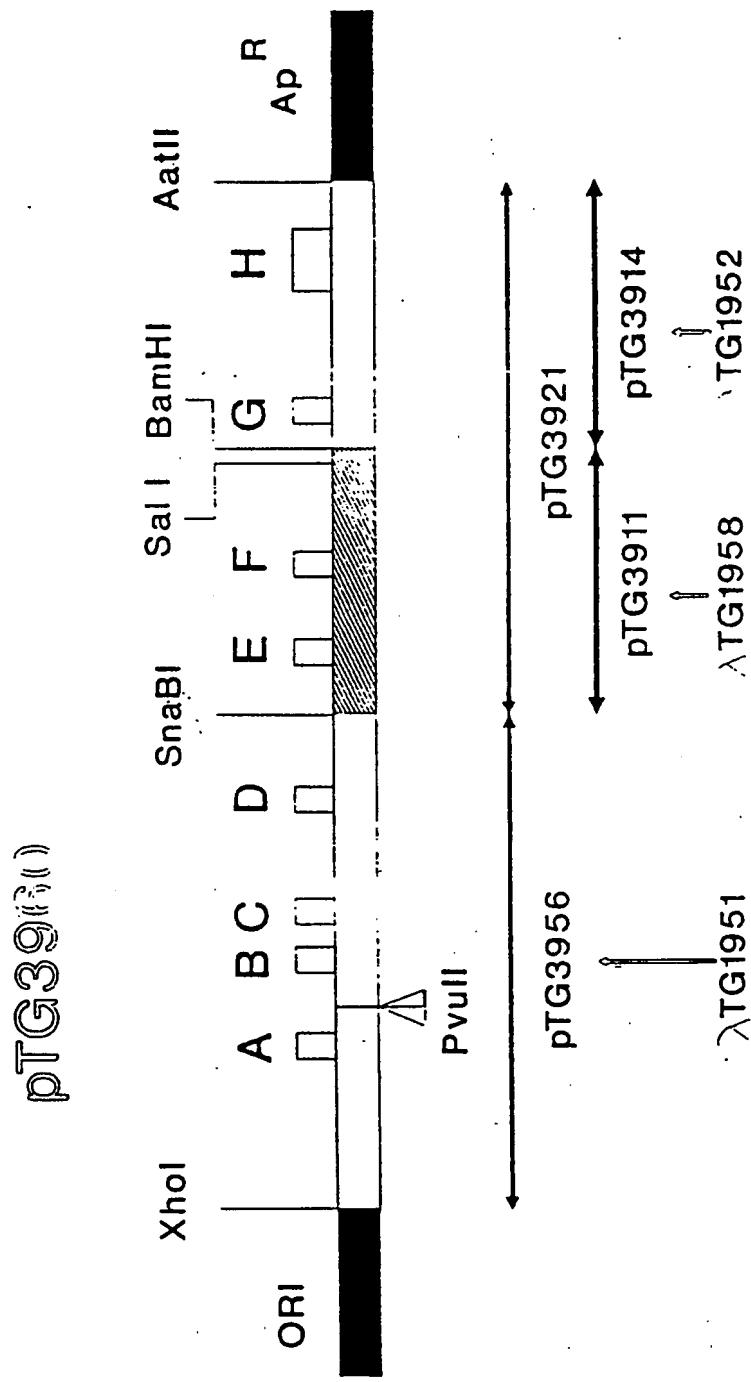
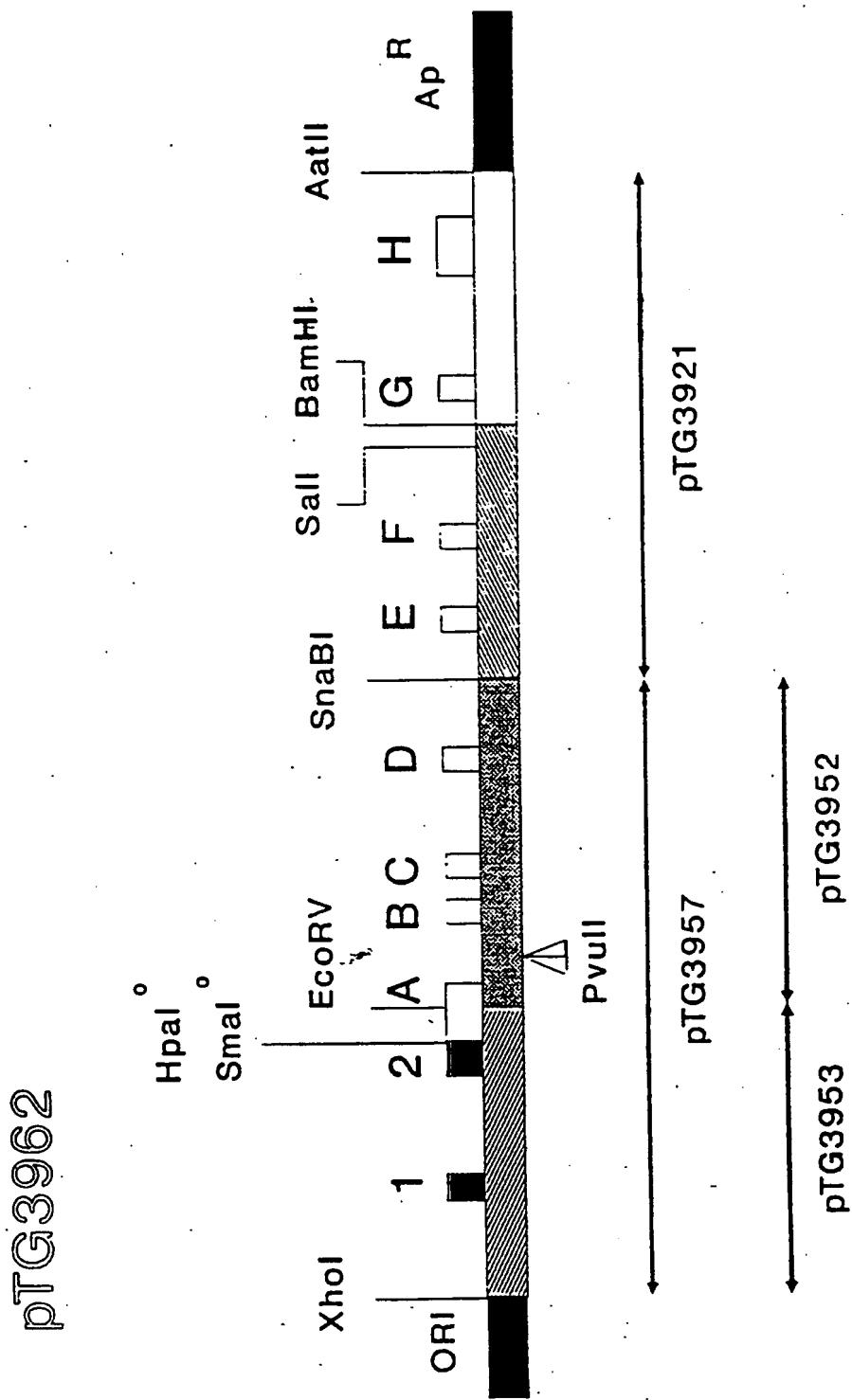


Fig. 3



4
FIG.



5 / 9

Intestin	Rate	Rein	Foie
c t	c t	c t	c t

3kb -

FIG. 5

6 / 9

(1) (2) C (3) (4) (5) (6)

3kb -

FIG. 6

7 / 9

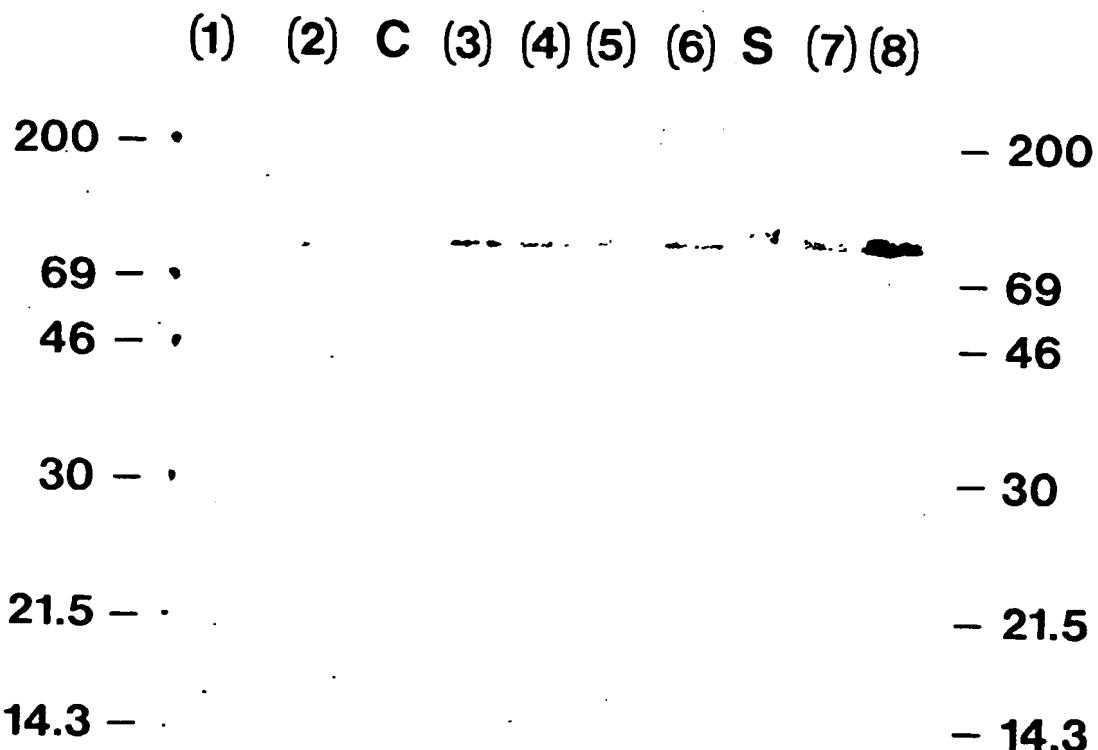
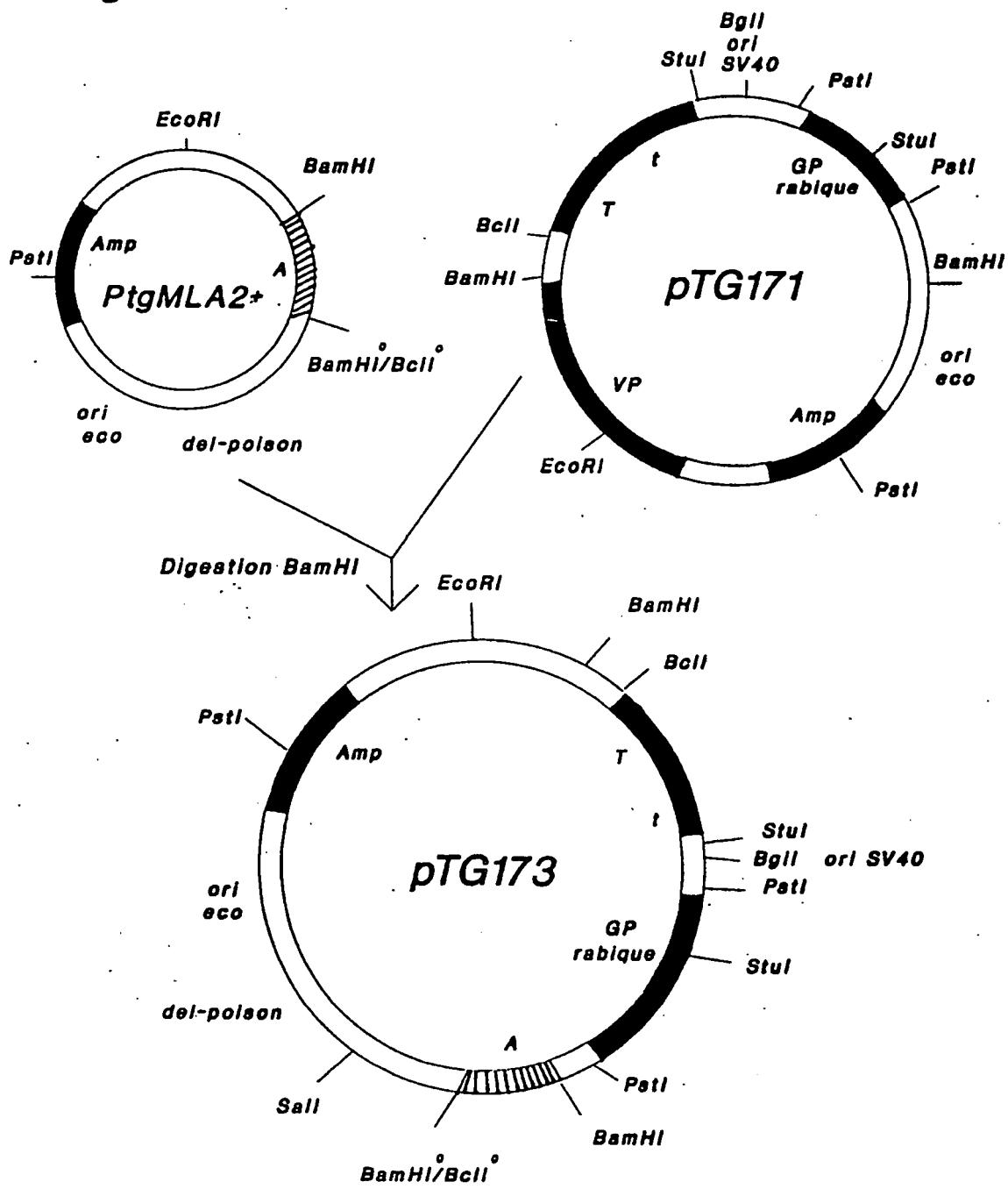
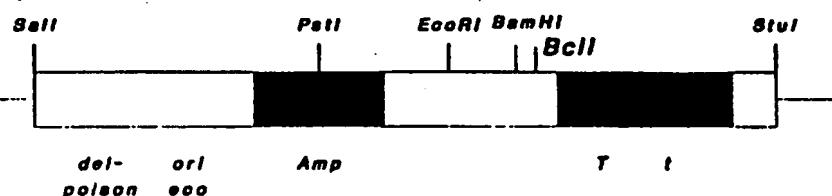
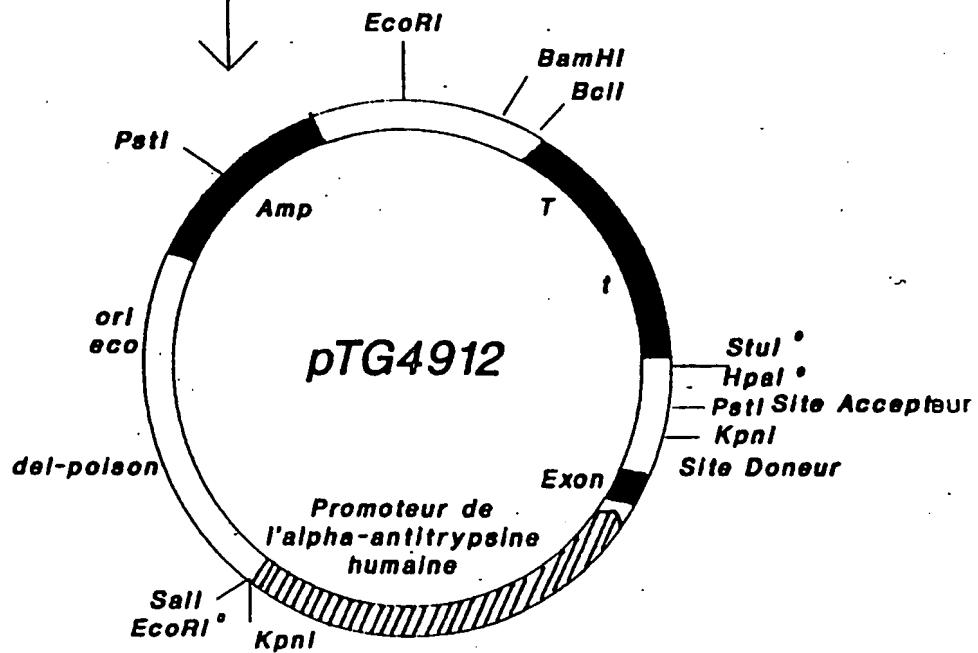
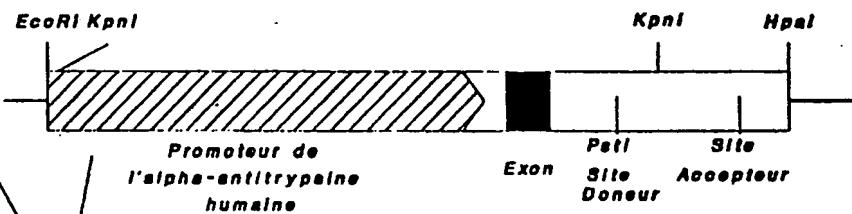
kDaFIG 7**FEUILLE DE REMPLACEMENT**

Figure 8a

*Figure 8b**pTG173**pTG3925*

MICRO-ORGANISMES

Feuille facultative relative au micro-organisme mentionné en page 20, ligne 29 de la description 1

A. IDENTIFICATION DU DÉPÔT:D'autres dépôts sont identifiés sur une feuille supplémentaire

Nom de l'institution de dépôt:

**INSTITUT PASTEUR
COLLECTION NATIONALE DE CULTURES DE MICROORGANISMES**

Adresse de l'institution de dépôt (y compris le code postal et le pays) 4

28 rue du Docteur Roux
75724 PARIS CEDEX 15

Date du dépôt 5

9 AOUT 1990

N° d'ordre 6

I-989

B. INDICATIONS SUPPLÉMENTAIRES: 7 (à ne remplir que si nécessaire). Une feuille séparée est jointe pour la suite de ces renseignements **C. ÉTATS DÉSIGNÉS POUR LESQUELS LES INDICATIONS SONT DONNÉES:** 8 (si les indications ne sont pas données pour tous les Etats désignés)**D. INDICATIONS FOURNIES SÉPARÉMENT:** 9 (à ne remplir que si nécessaire)

Les indications énumérées ci-après seront soumises ultérieurement au Bureau international 9 (spécifier la nature générale des indications p. ex., «N° d'ordre du dépôt»)

E. La présente feuille a été reçue avec la demande internationale lorsque celle-ci a été déposée (à vérifier par l'office récepteur)

(Fonctionnaire autorisé)

 Date de réception (en provenance du déposant) par le Bureau international 10

REC'D 26 NOV 1990
WIPO PCT

(Fonctionnaire autorisé)

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No PCT/FR90/00606

I. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER (If several classification symbols apply, indicate all) *

According to International Patent Classification (IPC) or to both National Classification and IPC
 Int.CL.5 C12N 15/00, C12N 15/57

II. FIELDS SEARCHED

Classification System	Minimum Documentation Searched ?
	Classification Symbols
Int.CL.5	C12N 15/00, C12N 15/57, C12N 15/85

Documentation Searched other than Minimum Documentation
 to the Extent that such Documents are Included in the Fields Searched *

III. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT*

Category *	Citation of Document, ¹¹ with indication, where appropriate, of the relevant passages ¹²	Relevant to Claim No. ¹³
X	EP, A, 0298807 (TRANSGENE S.A.) 11 January 1989, see the whole document ---	1-15
X	Nucleic Acids Research, Vol.15, NO. 3, 1987, (Oxford, GB), K.H. Choo et al: "Expression of active human blood clotting factor IX in transgenic mice: use of a cDNA with complete mRNA sequence", pages 871-884 see the whole article (cited in the application) ---	1-2,7-8, 14-15
Y	The EMBO Journal, Vol. 3, No. 5, 1984, IRL Press Ltd, (Oxford, GB), D.S. Anson et al: "The gene structure of human anti-haemophilic factor IX" pages 1053-1060 see the whole article ---	1-5,14-15
Y	EP, A, 0307248 (GENETECH, INC.) 15 March 1989, see the whole document ---	1-5,14-15 .../...

* Special categories of cited documents: ¹⁰

- "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- "E" earlier document but published on or after the international filing date
- "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention

"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step

"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.

"Z" document member of the same patent family

IV. CERTIFICATION

Date of the Actual Completion of the International Search	Date of Mailing of this International Search Report
8 November 1990 (08.11.90)	7 December 1990 (07.12.90)
International Searching Authority	Signature of Authorized Officer
European Patent Office	

III. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT (CONTINUED FROM THE SECOND SHEET)

Category*	Citation of Document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to Claim No
A	EP, A, 0316558 (NATIONAL RESEARCH DEVELOPMENT CORPORATION) 24 May 1989 see the whole document, in particular page 3, lines 42-55 ---	1,7,15
A	EP, A, 0167420 (TRANSGENE S.A.) 8 January 1986 see the whole document ---	2,8,15
A	BLOOD, VOL. 72, NO. 3, September 1988, Grune & Stratton; Inc (New York, US) P.H. Reitsma et al:"The putative factor IX gene promoter in hemophilia B leyden", pages 1074-1076 see abstract; page 1074, column 2; page 1075, figure 1 ---	5,11
T	Embase Databank, abstract No. 90288437 S. Jallet et al:"Characterization of recombinant human factor IX expressed in transgenic mice and in derived trans-immortalized hepatic cell lines" see abstract & Embo J., 1990, 9/10, 3295-3301 ---	1-15
P,X	GB, A, 2223755 (ANIMAL BIOTECHNOLOGY CAMBRIDGE LTD) 18 April 1990 see the whole document in particular page 3, line 3 -----	7-9

ANNEX TO THE INTERNATIONAL SEARCH REPORT
ON INTERNATIONAL PATENT APPLICATION NO.

FR 9000606
SA 39977

This annex lists the patent family members relating to the patent documents cited in the above-mentioned international search report.
The members are as contained in the European Patent Office EDP file on 30/11/90
The European Patent Office is in no way liable for these particulars which are merely given for the purpose of information.

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)		Publication date
EP-A- 0298807	11-01-89	FR-A-	2637613	13-04-90
		JP-A-	1030580	01-02-89
EP-A- 0307248	15-03-89	AU-A-	2209988	20-04-89
		JP-A-	1120300	12-05-89
EP-A- 0316558	24-05-89	EP-A, B	0107278	02-05-84
		WO-A-	8400560	16-02-84
EP-A- 0167420	08-01-86	FR-A, B	2564106	15-11-85
		WO-A-	8505125	21-11-85
		JP-T-	61502095	25-09-86
GB-A- 2223755	18-04-90	None		

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande internationale N° PCT/FR 90/00606

I. CLASSEMENT DE L'INVENTION (si plusieurs symboles de classification sont applicables, les indiquer tous)¹

Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB

CIB⁵: C 12 N 15/00, C 12 N 15/57

II. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTÉ

Documentation minimale consultée²

Système de classification	Symboles de classification
CIB ⁵	C 12 N 15/00, C 12 N 15/57, C 12 N 15/85

Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où de tels documents font partie des domaines sur lesquels la recherche a porté³

III. DOCUMENTS CONSIDÉRÉS COMME PERTINENTS¹⁰

Catégorie ⁴	Identification des documents cités, ¹¹ avec indication, si nécessaire, des passages pertinents ¹²	N° des revendications visées ¹³
X	EP, A, 0298807 (TRANSGENE S.A.) 11 janvier 1989 voir le document en entier --	1-15
X	Nucleic Acids Research, volume 15, no. 3, 1987, (Oxford, GB), K.H. Choo et al.: "Expression of active human blood clotting factor IX in transgenic mice: use of a cDNA with complete mRNA sequence", pages 871-884 voir l'article en entier (cité dans la demande) --	1-2, 7-8, 14-15
Y	The EMBO Journal, volume 3, no. 5, 1984, IRL Press Ltd., (Oxford, GB), D.S. Anson et al.: "The gene structure of human anti-haemophilic factor IX" pages 1053-1060 voir l'article en entier --	1-5, 14-15 . / .

* Catégories spéciales de documents cités:¹¹

- « A » document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent
- « E » document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date
- « L » document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée)
- « O » document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens
- « P » document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée

« T » document ultérieur publié postérieurement à la date de dépôt international ou à la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention

« X » document particulièrement pertinent: l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive

« Y » document particulièrement pertinent: l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier.

« & » document qui fait partie de la même famille de brevets

IV. CERTIFICATION

Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée

8 novembre 1990

Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale

- 7. 12. 90

Administration chargée de la recherche internationale

OFFICE EUROPEEN DES BREVETS

Signature du fonctionnaire autorisé

H. Peis

M. PEIS

(SUITE DES RENSEIGNEMENTS INDICUÉS SUR LA DEUXIÈME FEUILLE)		
III. DOCUMENTS CONSIDÉRÉS COMME PERTINENTS ¹⁴	Identification des documents cités, ¹⁵ avec indication, si nécessaire des passages pertinents ¹⁷	N° des revendications visées ¹⁶
Y	EP, A, 0307248 (GENETECH, INC.) 15 mars 1989 voir le document en entier --	1-5,14-15
A	EP, A, 0316558 (NATIONAL RESEARCH DEVELOPMENT CORPORATION) 24 mai 1989 voir le document en entier, en particulier page 3; lignes 42-55 --	1,7,15
A	EP, A, 0167420 (TRANSGENE S.A.) 8 janvier 1986 voir le document en entier --	2,8,15
A	Blood, volume 72, no. 3, septembre 1988, Grune & Stratton, Inc., (New York, US), P.H. Reitsma et al.: "The putative factor IX gene promoter in hemophilia B leyden", pages 1074-1076 voir abrégé; page 1074, colonne 2; page 1075, figure 1 --	5,11
T	Embase Databank, abrégé no. 90288437, S. Jallet et al.: "Characterization of recombinant human factor IX expressed in transgenic mice and in derived trans-immortalized hepatic cell lines", voir abrégé & Embo J., 1990, 9/10, 3295-3301 --	1-15
P,X	GB, A, 2223755 (ANIMAL BIOTECHNOLOGY CAMBRIDGE LTD) 18 avril 1990 voir le document en entier, en particulier page 3, ligne 3 ----	7-9

**ANNEXE AU RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE
RELATIF A LA DEMANDE INTERNATIONALE NO.**

FR 9000606
SA 39977

La présente annexe indique les membres de la famille de brevets relatifs aux documents brevets cités dans le rapport de recherche internationale visé ci-dessus.

Lesdits membres sont contenus au fichier informatique de l'Office européen des brevets à la date du 30/11/90
Les renseignements fournis sont donnés à titre indicatif et n'engagent pas la responsabilité de l'Office européen des brevets.

Document brevet cité au rapport de recherche	Date de publication	Membre(s) de la famille de brevet(s)	Date de publication
EP-A- 0298807	11-01-89	FR-A- 2637613 JP-A- 1030580	13-04-90 01-02-89
EP-A- 0307248	15-03-89	AU-A- 2209988 JP-A- 1120300	20-04-89 12-05-89
EP-A- 0316558	24-05-89	EP-A, B 0107278 WO-A- 8400560	02-05-84 16-02-84
EP-A- 0167420	08-01-86	FR-A, B 2564106 WO-A- 8505125 JP-T- 61502095	15-11-85 21-11-85 25-09-86
GB-A- 2223755	18-04-90	Aucun	